

(12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES
PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
18. Dezember 2003 (18.12.2003)

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
PCT WO 03/104443 A2

(51) Internationale Patentklassifikation ⁷ :	C12N 5/00	(81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.
(21) Internationales Aktenzeichen:	PCT/DE03/01863	
(22) Internationales Anmeldedatum:	5. Juni 2003 (05.06.2003)	
(25) Einreichungssprache:	Deutsch	
(26) Veröffentlichungssprache:	Deutsch	(84) Bestimmungsstaaten (regional): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).
(30) Angaben zur Priorität:	102 24 982.2	5. Juni 2002 (05.06.2002) DE
(71) Anmelder und		
(72) Erfinder: HOFFMANN, Rolf [DE/DE]; Am Bettacker		
32, 35043 Marburg (DE).		
(72) Erfinder; und		
(75) Erfinder/Autmelder (nur für US): MCELWEE, Kevin, J.		
[GB/DE]; Gästehaus der Universität, Hansenhäuser Weg		
11, Appt. 26, 35037 Marburg (DE).		
(74) Anwälte: BETTENHAUSEN, Berthold usw.; Dchmel &		
Bettenhausen, Herzogspitalstr. 11, 80331 München (DE).		



A2

WO 03/104443 A2

(54) Title: HAIR FOLLICLE MESENCHYMAL STEM CELLS AND USE THEREOF

(54) Bezeichnung: MESENCHYMALE STAMMZELLEN DES HAARFOLLIKELS UND DEREN VERWENDUNG

(57) Abstract: The invention relates to a method for isolating hair follicle mesenchymal stem cells and to the use thereof for therapy and prophylaxis as well as for cosmetic treatments.

(57) Zusammenfassung: Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Isolierung von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels und deren Verwendung zur Therapie und Prophylaxe sowie zu kosmetischen Behandlungen.

Mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels und deren Verwendung

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Isolierung von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels und deren Verwendung zur Therapie und Prophylaxe sowie zu kosmetischen Behandlungen.

5

Unter Aussparung von Schleimhaut, Handtellern und Fußsohlen finden sich am gesamten Integument des Menschen Haarfolikel, die eine in sich geschlossene komplexe Funktionseinheit, ein Miniaturorgan, darstellen. Topographisch-anatomisch werden vier Anteile unterschieden a) *Infundibulum*: Abschnitt zwischen Haarfollikelostium und Einmündung der 10 Talgdrüse in den Haarkanal; b) *Isthmus*: Abschnitt zwischen Talgdrüseneinmündung und der Ansatzstelle des M. arrector pili; c) *Infrainfundibulum (suprabulbärer Anteil)*: Abschnitt zwischen der Ansatzstelle des M. arrector pili bis zum Bulbus; und d) *Haarbulbus* einschließlich der Papille. Man schätzt, dass der behaarte Kopf etwa 100.000 Haarfolikel beheimatet, welche in Gruppen von 3-5 Haarfollikeln, sog. follikulären Einheiten, über die Kopfhaut verteilt sind. 15 Diese follikulären Einheiten sind von einem feinen kollagenen Fasergeflecht umgeben und werden durch breitere Kollagenfasern voneinander getrennt.

Der zwiebelförmige Haarbulbus bildet das proximale Ende des wachsenden Haarfollikels und reicht bei Terminalhaaren bis in das subkutane Fettgewebe (Fig. 2a, Kasten). Im Haarbulbus 20 gelegene Haarmatrixzellen differenzieren aus und bilden dadurch den Schaft. Die Zellen der Matrix sind sog. "transit amplifying cells", d.h. eine Population von Zellen, welche nach einer Phase hochproliferativen Wachstums absterben. In den proximalen Haarbulbus hinein wölbt sich wie eine Zwiebel die dermale Haarpapille (Fig 2b und c, die durch ein feines Nerven- und Gefäßgeflecht versorgt wird. Die dermale Haarpapille unterscheidet sich von der Dermis 25 dahingehend, dass sie in eine extrazelluläre Matrix eingebettet ist, die in ihrer Zusammensetzung einer Basalmembran gleicht. Während der Wachstumsphase des Haarfollikels (sog. Anagen) können somit einzelne Fibroblasten der dermalen Haarpapille über Zellfortsätze in direkten Kontakt zu den Matrixkeratinozyten treten. Über der Kuppe der dermalen Papille sind Melanozyten angesiedelt, die in Abhängigkeit vom Haarzyklus ab dem Anagenstadium IV bis zu 30 Beginn des Katagens (Regressionsphase), Melanogeneseaktivität aufweisen. Durch die spezialisierten Haarpapillenzellen wird die Aktivität der Matrixkeratinozyten durch morphogene und mitogene Signale reguliert. Kommt es in diesem Haarsegment zu Störungen, so wird die

Wachstumsphase (Anagen) beendet und der Follikel tritt in die Regressionsphase, das Katagen, ein. Daraus wird deutlich, dass Prozesse, welche die Matrixkeratinozyten und die darüberliegende Wulstregion (bulge area) zerstören, zu irreversiblem Haarverlust führen, während Noxen, die lediglich die Funktion der Papillenzellen beeinflussen, Die Größe der 5 Papille die Dicke der zu bildenden Haarschäfte determiniert. Daher werden die größten Haarpapillen in Barthaaren und zunehmend kleinere bei einer androgenetischen Aloperie gefunden.

Die bindegewebige Haarwurzelscheide (DS = dermal sheath), der sogenannte Haarbalg, besteht 10 aus zwei Schichten kollagener Fasern, wobei die innere zirkulär um den Haarschaft angeordnet ist. Der dickere äußere Teil der mesenchymalen Wurzelscheide enthält parallel zum Haarschaft verlaufende kollagene und elastische Fasern. Zusätzlich finden sich als Zeichen der taktilen Funktion des Haars Nervenfaserringgeflechte, die bis auf die Glasmembran vordringen. Die mesenchymale Haarwurzelscheide geht fließend am proximalen Ende in das sog. Papillenpolster 15 über.

Der Haarschaft wird hülsenförmig von teleskopartig ineinandergeschobenen epithelialen Wurzelscheiden umgeben. In der Höhe der intrafollikulären Haarschaftbildung und -pigmentierung lassen sich im Querschnitt leicht eine innere Wurzelscheide (IWS) und eine 20 äußere Wurzelscheide (ÄWS) abgrenzen. Die IWS wird aus der äußeren, meist zweilagigen Henle-Schicht, der mittleren mehrlagigen Huxley-Schicht, sowie der Kutikula gebildet. Alle drei Schichten entstehen aus den am äußeren Bulbusrand gelegenen Matrixzellen. Während die äußere Wurzelscheide kontinuierlich in die Basalzellschicht der Epidermis übergeht, bricht die IWS etwa auf Höhe des Infundibulum ab. Daher zeigt der distale Übergang zur epidermalen 25 Auskleidung des Haarfollikelostiums eine epidermale Verhornung. Direkt unterhalb der Talgdrüsennäpfchen grenzt die ÄWS an die IWS. Ein wichtiger Ort der ÄWS ist die Ansatzstelle des M. arrector pili, der sogenannte Wulst. In dieser Region sowie proximal davon vermutet man den Sitz der epithelialen Stammzellen des Haarfollikels. Mittels eines Horizontalschnitts auf Höhe des Isthmus erkennt man Terminalhaare anhand des im Vergleich 30 zur IWS dickeren Haarschaftes und Vellushaare an feinen Haarschäften, die dünner als die IWS sind.

Der Haarfollikel wird aus zwei primären Zellarten zusammengesetzt. Die eine Zellart wird zu Beginn der Haarfollikelmorphogenese aus dem embryonalen Ektoderm / der Epidermis, und der

andere wird aus mesodermalen Anteilen rekrutiert. Während die epithelialen Stammzellen des Haarfollikels sich maßgeblich innerhalb der sogenannten „Wulst“-Region (Ansatz des Haarbalgmuskels) des Haarfollikels befinden, war die gültige Lehrmeinung, dass die mesenchymalen Stammzellen in der dermalen Papille residieren. Diesbezüglich haben 5 vorangehende Untersuchungen gezeigt, dass präparierte dermale Papillen in haarlose Hautsegmente implantiert werden können, und dass dies die Bildung von neuen Haarfollikeln induziert (Oliver 1970, Jahoda et al 1984, Reynolds et al 1999). Dabei bestimmt der Entnahmestandort der Papillenzellen die Art der gebildeten Haare (z.B. aus Schnurrhaarpapillen werden in einem Mäuseohr wieder Schnurrhaare). Es können auch dermale Papillen (DP) in 10 Nährmedien gesetzt werden, um die Zellzahl zu erhöhen. Diese kultivierten DP-Zellen können in haarlose Hautareale (z.B. Handteller) implantiert werden, um sind sogar hier in der Lage, die Bildung von neuen Haarfollikeln einzuleiten (Messenger 1984). Die DP-Zellen sind zwar in der Lage, Haare zu induzieren, repopulieren aber nicht die DSC- oder DS-Region. DSC bedeutet 15 "dermal sheath cup" und gibt die Lage der erfindungsgemäßen Zellen wieder. Ferner haben die durch die DP-Zellen gebildeten Haare nur eine kurze Lebensdauer.

Haarverlust ist zum einen ein Teil des Alterungsprozesses (senile Aloperie), Resultat aktiver Krankheitsmechanismen wie bei der androgenetischen Aloperie, Alopecia areata und vernarbenden/traumatischen Aloperien, oder die Folge einer Chemotherapie. Haarverlust wird 20 von der Gesellschaft im Allgemeinen in einem negativen Licht betrachtet. Das starke Verlangen nach Therapien, um Haarverlust vorzubeugen oder um Haare zu ersetzen, hat zu der Entwicklung von einer Vielzahl von verschiedenen Medikamenten, Produkten und Techniken geführt. In der haarbiologischen Forschung ist die dermale Papille innerhalb der Haarfollikleinheit als eine Schlüsselstruktur identifiziert worden, die die Entwicklung und 25 Differenzierung des Haarfollikels in der Embryogenese bestimmt, und die sowohl das Wachsen der Haarfaser als auch den Haarfollikelzyklus kontrolliert. Bei vielen Haarverlustkrankheiten, einschließlich der bekanntesten, der androgenetischen Aloperie, wird die dermale Papille von äußeren Faktoren beeinflusst, die dazu führen, dass die dermale Papille die Einheit des Haarfollikels nicht aufrecht erhalten kann. Teilweise scheint das auf eine Reduzierung der Größe 30 und des Verlustes von Zellen aus der dermalen Papille zurückzuführen zu sein. Die reduzierte Größe der dermalen Papille wird direkt mit der reduzierten Größe von Haarfollikeln in Verbindung gebracht.

Vereinfacht lassen sich Haarerkrankungen als „zuviel“ (Hypertrichose/Hirsutismus) oder als „zu

wenig“ (alle Formen der Alopezie wie Alopecia areata, androgenetische Alopezie, Pseudopelade Brocq, Alopeziens bei Lichen planopilaris, Lupus erythematoses, angeborene Hypotrichosen und Atrichien (papulöse Atrichie u.a.), diffuser Haarverlust im Rahmen einer Stoffwechselerkrankung wie z.B. eine Schilddrüsenfunktionsstörung, Alopeziens nach 5 Verbrennung oder Traumen, Alopeziens nach einer Chemotherapie uam.) definieren. Für diese unterschiedlichen Alopeziens stehen lediglich für die androgenetische Alopezie zwei zugelassene Wirkstoffe (Finasterid, Minoxidil) zur Verfügung. Kein Wirkstoff beeinflusst die Stammzellen, und kein Wirkstoff kann in allen Fällen kosmetisch akzeptablen Haarwuchs garantieren. Die Behandlung der Hypertrichosen erfolgt im wesentlichen physikalisch, d.h. Zerstörung des 10 Haarfollikels durch Lasertherapie. Auch hier wäre die Hemmung der Stammzellfunktion wirkungsvoller.

Es besteht daher ein begründeter Bedarf an Mitteln, um zu geringes Haarwachstum zu behandeln.

15

Die Aufgabe der vorliegenden Erfindung wird durch den in den Patentansprüchen beschriebenen Gegenstand gelöst.

Die nachfolgenden Figuren erläutern die Erfindung.

20

Figur 1 ist eine schematische Darstellung eines Terminalhaarfollikels.

25

Figur 2 A zeigt im histologischen Schnitt ein Anagenhaar. Der Rahmen gibt den in Figur 2 B und C dargestellten Ausschnitt wieder. DSC bedeutet "dermal sheath cup" und gibt die Lage der erfindungsgemäßen Zellen wieder. Die DSC-Zellen sind eindeutig anatomisch-topographisch anhand ihrer Lage im Haarfollikel definiert und befinden sich am unter Pol des Haarbulbus in einer tassenartigen den Haarbulbus umhüllenden Lage. DP bedeutet "dermale Papille". DS bedeutet "dermal sheath".

30

Figur 3 (a) bis (i) illustriert die einzelnen Stadien eines Dissektionsschemas zur Gewinnung von Haartassenzellen (DSC). Intakte Anagenhaare (a) werden unter dem Stereomikroskop präpariert. Die vergrößerte Ansicht in (b) zeigt die Dissektionsebene: am oberen Pol der pigmentierten Zone erfolgt ein Querschnitt durch das Haar; die tassenförmig angelagerte Haarschale (DSC) lässt sich mit der dermalen Haarpapille abstreifen (c). Dieses Gewebsstück wird umgestülpt (d) und die

dermale Papille (e) von der Haarschale (f) getrennt; es verbleiben die epithelialen Anteile (h) des Haarfollikels und die Bindegewebshülle (i) = dermal sheath = DS.

Figur 4 (a) bis (c) zeigt in einer Darstellung das Ergebnis einer Implantation von DSC-Zellen in ein Mäuseohr. Die isolierten DSC-Gewebe wurden in der Zellkultur vermehrt und Zellen wurden in ein zunächst haarloses Mäuseohr implantiert. Nach Implantation von Schnurrhaar-DSC-Zellen in das rechte Ohr wachsen Schnurrhaare aus diesem Mäuseohr. Das linke, unbehandelte Ohr zeigt kein Haarwachstum von Schnurrhaaren. Die Fig. 4b und 4c zeigen jeweilige Vergrösserungen.

10

Figur 5 (a) bis (f) zeigt in Histogrammen die alkalischen Phosphatase Aktivität. Diese Figur zeigt die starke Expression der alkalischen Phosphatase in der dermalen Haarpapille, während die DSC-Zellen nur eine schwache Expression aufweisen. Die Expression endet abrupt im Übergang von der DSC zur DS (Fig. 3 b und c, Fig. 5 a-c). In vitro zeigen kultivierte Zellen der DP (Fig. 15 5f) und DSC (Fig. 5e) ein identisches Wachstumsmuster, welches zur Bildung von sog. Pseudopapillen neigt. Die Zellen der DS zu einem Wachstumsmuster mit stark elongierten Zellen, in einer fischfleischartigen (Fig. 5d) Anordnung neigen. Die Zellen der DP (Fig. 5f) zeigen eine starke, die der DSC (Fig. 5e) eine schwache und die der DS (Fig. 5d) keine Aktivität der alkalischen Phosphatase.

20

Figur 6 zeigt induzierte und repopulierte dermale Haarpapillen nach Implantation von DSC-Zellen. Fluoreszierende DSC-Zellen aus TgN-GFPX-Mäusen wurden wie beschrieben kultiviert und in SCID-Mäuseohren implantiert. Nach 6 Monaten zeigte sich ein deutliches, neues Haarwachstum (Fig. 4). Im konfokalen Lasermikroskop fanden sich nach Implantation fluoreszierende Zellen sowohl in der dermalen Haarpapille als auch in der DSC-Region und zum Teil im dermal sheath (a, b). während zum Teil alle Zellen der neu gebildeten Papille ein Fluoreszenz aufwiesen, zeigen andere vereinzelt fluoreszierende Zellen (c, d), als Indiz dafür, dass die DSC-Zellen eine vorbestehende Papille repopulieren können, um damit ein dickeres Haar zu bilden.

25

Figur 7 zeigt das Ergebnis eines Western blot für MSP-Protein: MSP. Proteinextrakte aus kultivierten Zellen der dermalen Haarpapille (Zytosol = Bahn 1, membrangebunden = Bahn 4); dermale Tassenzellen (Zytosol = Bahn 2, membrangebunden = Bahn 5) und follikuläre Fibroblasten (Zytosol = Bahn 3, membrangebunden = Bahn 6) wurden chromatographisch

aufgetrennt (SDS-PAGE: 12% Polyacrylamid) und auf eine Nylonmembran (Hybond ECL, Amersham Biosciences GmbH, Freiburg, Germany) geblottet. Die Membranen wurden blockiert mit 5% fettfreien Milchpulver und mit 0,5% Tween 20 (Sigma-Aldrich GmbH, Munich, Germany) in PBS gewaschen. Ein polyklonaler Ziege anti-human MSP Antikörper gegen MSP 5 (HGFL (N-19), sc-6088, Santa Cruz) wurde in einem ECL-Detektionssystem (Amersham) nach Angaben des Herstellers benutzt. Deutlich erkennt man die starke Bande bei 56kD insbesondere in den Zellen der dermalen Papille.

Die vorliegende Erfindung betrifft adulte mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels (DSC) 10 mit der Eigenschaft ein Haarfollikel komplett neu zu bilden, in eine bestehende Haarpapille einzuwandern, einen Teil der dermalen Bindegewebshülle zu bilden und einer geringer alkalischen Phosphatase-Aktivität als Zellen der dermalen Papille. Vorzugsweise stammen die erfindungsgemäßen Zellen aus einem Säugetier, insbesondere aus einer Maus, Ratte, Kaninchen, Meerschwein, Ziege, Schwein, Rind oder Mensch. Die erfindungsgemäßen Zellen sind in der 15 Lage bzw. besitzen die Eigenschaft, im Unterschied zu Zellen der follikulären Bindegewebshülle (DS) und der dermalen Papille (DP) ein Haarfollikel komplett neu zu bilden oder aber in eine bestehende Haarpapille einzuwandern, um damit ein größeres, bzw. dickeres Haar zu produzieren. Des weiteren sind diese Zellen in der Lage bzw. besitzen die Eigenschaft, einen Teil der dermalen Bindegewebshülle zu bilden. Diese zwei Charakteristika sind weder für DS- 20 Zellen noch für die DP-Zellen gegeben. Die erfindungsgemäßen adulten mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels, im folgenden auch DSC-Stammzellen oder DSC-Zellen genannt, sind in einer tassenförmigen Anordnung um den unteren Pol des Haarbulbus (im folgenden auch Haarschale oder Haartasse genannt) zu finden sind, und sind daher Haartassenzellen genannt 25 (dermal sheath cup = DSC) genannt worden. Der hier verwendete Begriff "adult" in Verbindung mit mesenchymalen Stammzellen bedeutet, dass es sich bei den mesenchymalen Stammzellen nicht um embryonale Stammzellen handelt sondern um aus adulten Organismen isolierte mesenchymale Stammzellen.

Die erfindungsgemäßen Zellen können biochemisch charakterisiert werden. Hierfür wurde deren 30 Expression der alkalischen Phosphatase genutzt. Im Gegensatz zu den DP-Zellen zeigen die DSC-Zellen nur eine geringe alkalische Phosphatase-Aktivität. Die DP-Zellen sind dadurch gekennzeichnet, dass sie im Rahmen des gesamten Haarzyklus eine ausgeprägte Aktivität der alkalischen Phosphatase zeigen. Die Aktivität der alkalischen Phosphatase ist in den DSC-Zellen signifikant geringer ausgeprägt. Die DS-Zellen zeigen keine alkalischen Phosphatase-Aktivität.

Im Rahmen der Erfindung bedeutet eine geringe alkalischen Phosphatase-Aktivität, dass die Aktivität der DSC-Zellen gegenüber den DP-Zellen bis zu etwa 10%, 15%, 20%, 25%, 30%, 35%, 40%, 45% oder 50% geringer ist. Ferner bedeutet eine geringe alkalischen Phosphatase-Aktivität, dass die Aktivität der DSC-Zellen mindestens etwa 10% geringer, vorzugsweise 5 mindestens etwa 15%, 20%, 25%, 30%, 35%, 40%, 45% oder 50% geringer ist, als die ausgeprägte Aktivität der alkalischen Phosphatase in der DP.

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Isolierung von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels, umfassend die folgenden Schritte:

10

- a) Präparation vitaler Haare,
- b) Spalten des in Schritt a) präparierten Haares,
- c) Isolieren der tassenförmig angelagerten Haarschale zusammen mit der dermalen Haarpapille,
- 15 d) Trennen der dermalen Haarpapille von der Haarschale,
- e) Kultivieren der in Schritt d) erhaltenen Haarschale,
- f) Poolen der konfluenten Zellen.

Vorzugsweise stammen die Haarfollikel aus einem Säugetier, insbesondere aus einer Maus, 20 Ratte, Kaninchen, Meerschwein, Ziege, Schwein, Rind oder Mensch. Die vorliegende Erfindung bertrifft ferner mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels, erhältlich nach dem erfindungsgemäßen Verfahren.

Die DSC-Zellen können mit Hilfe des folgenden Verfahrens isoliert werden. Durch 25 Mikrodissektion wird ein Haarfollikel zunächst in seine Anteile wie folgt getrennt. Dabei werden vitale Haare, z.B. intakte Anagenhaare unter dem Dissektionsmikroskop präpariert. Bei pigmentierten Haaren wird am oberen Pol der Pigmentzone ein Querschnitt durch das Haar gelegt (Fig. 3b, Pfeile) und die tassenförmig angelagerte Haarschale (DSC) zusammen mit der dermalen Haarpapille (DP) abgestreift (Fig. 3c). Dieses Gewebsstück wird umgestülpt (Fig. 3d) 30 und die dermale Haarpapille (Fig. 3e) von der Haarschale (Fig. 3f) getrennt. Dieses Verfahren kann nicht nur für die Präparation von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels, sondern auch für die Präparation von mesenchymalen Stammzellen Zellen des Nagel- und des Zahnapparates angewendet werden. Das Verfahren kann bei allen eukaryontischen Organismen z.B. bei Säugetieren, insbesondere beim Menschen angewendet werden.

Die erhaltene Haartasse wird in der Zellkultur unter Standardbedingungen vermehrt. Beispielsweise kann wie folgt kultiviert werden. Eingesetzt wird als Medium AmnioMax C 100 Basalmedium (Gibco) und AmnioMax C100 Supplement. In dieses Medium werden unter 5 sterilen Bedingungen die DSC zunächst in 24-well-Kulturschalen (Falcon, Franklin Lakes, NJ, USA) unter Standardbedingungen (37°C, 5%CO₂, 500µl Medium) kultiviert. Nach wenigen Tagen wachsen Zellen spontan aus, und werden nach Erreichen einer konfluierenden Kultur mit 200µl/Well Trypsin-EDTA abgelöst (stoppen der Trypsinierung mit 260µl Amniomax Medium/Well nach der Ablösung aller Zellen) und in 25ml Kulturflaschen (Greiner, 10 Frickenhausen) überführt. Dazu werden die Zellen gepoolt, für 10 Minuten bei 1000 U/min zentrifugiert, der Überstand verworfen und in 5ml Amniomax aufgenommen. Das Medium wird alle 3 Tage gewechselt. Als Nachweis, dass die erhaltenen Zellen die erfindungsgemäßen mesenchymalen Stammzellen sind, kann eine alkalische Phosphatase-Nachweis durchgeführt werden. Dazu können die Zellen auf sterilen Glasdeckgläschen gezüchtet, in Aceton fixiert und 15 wie in den Beispielen beschrieben untersucht werden. Die Inkubationszeit des in vitro Nachweises entsprechend den beschriebenen Beispielen ist unter Standardbedingungen etwa 30 Minuten bis etwa 1,5 Stunden, vorzugsweise etwa 1 Std.

Mit dem gleichen Verfahren können sowohl die mesenchymalen Stammzellen des Nagel- als 20 auch des Zahnaparates isoliert und vermehrt werden.

Die erfindungsgemäßen Zellen lassen sich mittels Zellkultur expandieren und die Zellkulturen lassen sich über mehrere Passagen züchten. Die DSC-Zellen zeigen zum einen morphologische zum anderen biochemische Eigenschaften, die sich eindeutig voneinander unterscheiden lassen. 25 Die Fibroblasten der dermalen Bindegewebshülle (DS) zeigen morphologisch ein typisches Wachstumsmuster, das an ein fischfleischähnliches Muster erinnert. Die DSC-Zellen wachsen kompakter, bilden nicht diese fischfleischähnlichen Strukturen aus und zeigen eine Tendenz zu Bildung von sogenannten Pseudopapillen, das heißt, es bilden sich in der Zellkulturschale kleine 30 Zellhaufen, die morphologisch an eine dermale Haarpapille erinnern. Wie bereits vorstehend erwähnt, exprimieren die Fibroblasten der follikulären Bindegewebshülle (DS) keine alkalische Phosphatase, die DSC-Zellen nur eine sehr geringe, während die DP-Zellen in vitro und in vivo eine wiederum starke Aktivität der alkalischen Phosphatase aufweisen .

Die Bindegewebszellen am unteren Pol der Bindegewebsscheide, die sog. Haartassenzellen =

DSC, können sämtliche relevante, aus der Dermis entstehenden Strukturen der Haarfollikeleinheit erneuern. Durch diese Eigenschaft ermöglichen sie die Bildung von neuem Haarwachstum oder durch Repopulation einer kleinen Haarpapille die Bildung eines dickeren Haares. Die Lebensdauer der neugebildeten Haare ist dabei zeitlich nicht begrenzt sondern kann

5 prinzipiell eine lebenslängliche sein. Eine derart lebenslange regenerative Kapazität ist dagegen nach Implantation von DP-Zellen nicht beschrieben. Alle Versuche mit DP-Zellen sind nur vorübergehender Natur, während durch die Implantation von DSC-Zellen genuine Stammzellen mit lebenslanger Proliferationsmöglichkeit in die Haut eingebracht werden.

10 Die vorliegende Erfindung betrifft die erfindungsgemäßen mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels als Mittel für Therapie und Prophylaxe sowie zu kosmetischen Behandlungen. Ferner betrifft die Erfindung die Verwendung der erfindungsgemäßen Stammzellen zur Herstellung eines Mittels zur Therapie oder Prophylaxe von Aloperie oder für die Gentherapie.

15 Die mit dem erfindungsgemäßen Verfahren erhältlichen Zellen können zur Behandlung einer Aloperie insbesondere einer Alopecia areata, androgenetische Aloperie, Pseudopelade Brocq, Aloperie bei Lichen planopilaris, Lupus erythematoses, einer angeborenen Hypotrichose und Atrichien, diffusem Haarverlust im Rahmen einer Stoffwechselerkrankung, Aloperie nach Verbrennung oder Traumen oder Aloperie nach einer Chemotherapie sowie zur Gentherapie

20 verwendet werden. Die Applikation kann z.B. durch Injektion der Zellen in Lösung (z.B. physiologischer Kochsalzlösung) oder Implantation, d.h. eingebettet in eine Matrix (z.B. Kollagen) oder liposomal verpackt erfolgen. Wenn eine einmalige Injektion oder Implantation nicht ausreicht, sind Nachbehandlungen möglich. Sind für einzelne Hautareale bestimmte Applikationsarten bevorzugt, so können die erfindungsgemäßen Zellen entsprechend verabreicht

25 werden.

Die entsprechenden Eigenschaften besitzen die entsprechenden mesenchymalen Stammzellen Zellen des Nagel- und des Zahnaparates (Chuong et al, 2001, Thesleff, 2000). Eine Ursache dafür könnte darin bestehen, dass sie entwicklungsgeschichtlich gemeinsame Ursprünge haben,

30 und da während der Embryogenese wesentliche morphologische Strukturen allen gemeinsam rekapituliert werden, findet sich die Lage der mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels auch bei Nägeln und Zähnen wieder. Daher sind auch Zähne mit kultivierten Zellen des peribulbären Zahnaparates neu bildbar. Durch die Nutzung der morphogenen Eigenschaften kann in Analogie zum Haar, ein neuer oder dickerer Nagel oder Zahn induziert werden. Die

Erfahrung betrifft somit ferner die mesenchymalen Stammzellen Zellen des Nagel- und des Zahnapparates als Mittel zur Therapie und Prophylaxe sowie die Verwendung der Stammzellen zur Herstellung eines Arzneimittels zur Therapie und Prophylaxe von Erkrankungen des Nagel oder Zahnapparates sowie zur Gentherapie.

5

Mit der Fähigkeit der DSC-Zellen, neue Haarfollikeln zu erzeugen, oder die in der Haut schon vorhandenen dermalen Haarfollikeln zu ergänzen, ist es somit möglich, alle Formen von Haarverlust und Haarminiaturisierung zu behandeln. Dazu kommt die lange Überlebensfähigkeit der erfundungsgemäßen DSC-Zellen und ihre Fähigkeit, sich ohne Weiteres implantieren zu 10 lassen und dabei voll funktionsfähig zu bleiben. Die DSC-Zellen des Haarfollikels, des Nagel oder Zahnapparates können ebenfalls Verwendung in der Gentherapie finden, bei der die Produktion von sekretorischen Stoffen erforderlich ist. Diese Zellen könnten derart genetisch modifiziert werden, dass z.B. nach Transfektion die Zellen befähigt wären, das gewünschte Produkt auszuscheiden. Über die Haut könnte das Produkt systematisch über das Blut verteilt 15 werden. Als exemplarisches Beispiel sei hier die Transfektion der DSC-Zellen mit einem Insulingen genannt. Nach Implantation dieser nun Insulin-produzierenden Zellen wäre die Behandlung eines Diabetes mellitus möglich. Viele andere Beispiele für einen Mangel eines Sekretionsproduktes (Hormone, Proteine, Zytokine, Chemokine, Wachstumsfaktoren, Lipomediatoren) sind bekannt.

20

Die folgenden Beispiele erläutern die Erfahrung und sind nicht als einschränkend aufzufassen.

Mikrodissektion: Durch Mikrodissektion wurde ein Haarfollikel der Schnurhaare einer Maus zunächst in seine Anteile getrennt. Wie in der Figur 3a ersichtlich wurden zunächst intakte Anagenhaare unter dem Dissektionsmikroskop präpariert. Bei pigmentierten Haaren wurde am oberen Pol der Pigmentzone ein Querschnitt durch das Haar gelegt (Fig. 3b, Pfeile) und die tassenförmig angelagerte Haarschale (DSC) zusammen mit der dermalen Haarpapille abgestreift (Fig. 3c). Dieses Gewebsstück wurde umgestülpt (Fig. 3d) und die dermale Haarpapille (Fig. 3e) von der Haartasse (Fig. 3f) getrennt. Nach der Dissektion verblieben die epithelialen 30 Wurzelscheiden (Fig. 3h) und die Bindegewebshülle (Fig. 3i).

Zellkultur: Die dissezierte Haartasse wurde danach in der Zellkultur vermehrt. Eingesetzt wurde als Medium AmnioMax C 100 Basalmedium (Gibco) und AmnioMax C100 Supplement. In dieses Medium wurden unter sterilen Bedingungen die DSC zunächst in 24-well-Kulturschalen

(Falcon, Franklin Lakes, NJ, USA) unter Standardbedingungen (37°C, 5%CO₂, 500µl Medium) kultiviert. Nach wenigen Tagen wuchsen Zellen spontan aus, und wurden nach Erreichen einer konfluenten Kultur mit 200µl/Well Trypsin-EDTA abgelöst (stoppen der Trypsinierung mit 260µl Amniomax Medium/Well nach der Ablösung aller Zellen) und in 25ml Kulturflaschen 5 (Greiner, Frickenhausen) überführt. Dazu wurden die Zellen gepoolt, für 10 Minuten bei 1000 U/min zentrifugiert, der Überstand verworfen und in 5ml Amniomax aufgenommen. Das Medium wurde alle 3 Tage gewechselt. Eingesetzt wurde als Medium AmnioMax C 100 Basalmedium (Gibco) und AmnioMax C100 Supplement. In dieses Medium wurden unter sterilen Bedingungen die DSC zunächst in 24-well-Kulturschalen (Falcon, Franklin Lakes, NJ, 10 USA) kultiviert. Nach wenigen Tagen wuchsen Zellen spontan aus, vermehrten sich und konnten mit Standardmethoden in 25ml Kulturflaschen (Greiner, Frickenhausen) subkultiviert werden.

Detektion der alkalischen Phosphatase: Für *in vivo* Untersuchungen wurden Gewebe tiefgefroren, in OCT-Reagens (Tissue tec, Sakura, Zoeterwoude, Niederlande) eingebettet und 15 6µm dicke Gefrierschnitte angefertigt. Detektiert wurde die alkalische Phosphatase mit alkalische Phosphatase „fast red TR“-Substratlösung (Fa. Pierce, Rockford, IL, USA: 10mg fast red TR wie geliefert, 10ml Substratpuffer, 1.5ml Naphthol AS-MX Phosphat-Konzentrat wie geliefert) bei pH 8.1 gemäß den Angaben des Herstellers. Entwickelt wurde für 30 Minuten in Abwesenheit von Levamisol. Für die Detektion der alkalischen Phosphatase *in vitro* wurden die 20 Zellen auf sterilen Glasdeckgläsern gezüchtet, in Aceton fixiert und wie beschrieben das Reagens zur Messung der alkalischen Phosphatase benutzt. Die Inkubationszeit betrug 1 Std.

Haarwuchsinduktion: Nach wenigen Zellpassagen waren die Zellen noch in der Lage, ein neues Haar zu induzieren. Nach einer kleinen Verletzung (Ritz), wurden in ein Mäuseohr 3-5x10⁶ 25 Zellen in 0,1ml PBS in die Dermis mit einer sterile 16-Gauge-Kanüle etwa 2mm neben der Wunde injiziert. Für diese Experimente wurde die Tiere narkotisiert mit 1.66ml Xylazinhydrochloride (Rompun, Bayer Vital Leverkusen, Deutschland) in 10ml Ketamin-Hydrochlorid (Hexal, Holzkirchen, Deutschland). Danach wurde im Verlauf von mehreren Wochen beobachtet, ob sich neues Haarwachstum zeigt. Nach zwei Monaten wurde Haarwuchs 30 nach Implantation von DP und DSC beobachtet, nicht aber nach Implantation von DS-Zellen. Der Haarwuchs setzte sich über den Zeitraum von 6 Monaten fort, was darauf hinweist, dass diese klinischen Beobachtungen kein vorübergehendes Phänomen sind. Weiterhin konnte beobachtet werden, dass bereits vorhandene Haare nach Implantation dicker wurden (Fig. 6).

Confocale Lasermikroskopie: Neben der biologischen Eigenschaft der Haarwuchsinduktion durch DSC-Zellen wurde die Wanderung der unterschiedlichen Zellen nach Implantation beobachtet. Hierfür wurden aus den drei beschriebenen morphologischen Haarzonen (DP, DS, DSC) von Mäusen (STOCK TgN(GFPX)4Nagy) Gewebe präpariert. Diese Mäuse wurden gewählt, da alle 5 kernhaltigen Zellen dieser Mäuse grün fluoreszierende Proteine tragen. Aus diesen Geweben wurden Zellen kultiviert und über einen Zeitraum von 6 Wochen passagiert. Die drei unterschiedlichen Zellenarten wurden in die Ohren von immuninkompetenten CbySmm.CB17-*Prkdc*^{scid}/J Mäusen injiziert. Zusätzlich wurden Zellen von nicht-fluoreszierenden, GFP STOCK TgN(GFPX) 4Nagy, C3H/HeJ Mäuse und PVG/OlaHsd Ratten in gleicher Weise injiziert.

10 Beobachtet wurde, ob sich Haarneuwachstum oder eine Verdickung bereits bestehender Haare zeigt. Nach 2-6 Monaten wurden die Tiere getötet und die Ohren eingebettet. Hierfür wurden die Gewebe in 4%-igen Paraformaldehyd (Sigma, Deisenhofen) in PBS^{-/-} für 2 Std fixiert, danach mit PBS^{-/-} mehrfach gespült. Das Gewebe wurde in „Tissue Tek“ bei Raumtemperatur einbettet und 24 Stunden dunkel bei + 4° C gelagert. Anschliessend wurden die Gewebe in einer mit 15 Zellstoff ausgepolsterten Styroporbox langsam auf – 70° C heruntergekühl (sog. „slow freezing technique“). Der Gewebeblock wurden zunächst 30 Minuten auf – 20° C erwärmt. Im Kryostaten wurden dann Schnitte zwischen 20 und 40 µm hergestellt, und die auf mit 1% Poly-L-Lysin (Sigma, Deisenhofen, Deutschland) vorbehandelten Objekträgern aufgezogen werden. Das Trocknen erfolgte bei Raumtemperatur. Danach wurden die Schnitte 1x mit PBS^{-/-} gespült, 20 bevor die Schnitte mit PBS^{-/-}- oder wasserhaltigem Eindeckmedium, z. B. Glycerol, eingedeckt wurden. Danach wurden die Gewebe mit einem Lasermikroskop der FA. Zeiss (Göttingen, Deutschland), Typ LSM 410, bei den Wellenlängen von 488 nm Exzitation, 500 – 520 nm Emission, Z-Achse in 2 µm-Intervallen mit dem Argon-Krypton-Laser aufgenommen.

25 In der Folge wurde Serienschnitte (20-40µm) angefertigt und im konfokalen Lasermikroskop auf das Vorhandensein von GFP (= green fluoreszent protein)-exprimierenden Zellen untersucht. Mit diesen Versuchen konnten Voruntersuchungen bestätigt werden, dass durch Implantation von DP-Zellen Haarneuwachstum möglich ist und dass nur die implantierten Zellen das neue Haar bilden, während implantierte DS-Zellen nicht zur Haarbildung führten, wohl aber im konfokalen 30 Mikroskop als diffuse, GFP-exprimierende Zellpopulation in der Dermis sichtbar war. Implantierte DP-Zellen führten nur zur Bildung einer neuen dermalen Haarpapille, nicht aber zur Bildung einer follikulären Bindegewebshülle. Die DSC-Zellen hingegen bildeten sowohl eine neue dermale Haarpapille als auch einen Teil der follikulären Bindegewebshülle. Dadurch dass die Haartassenzellen alle dermalen Haarstrukturen erneuern können, während Zellen der

dermalen Haarpapille dies nicht mehr können, ist abzuleiten, dass die DSC etwas undifferenzierter und pluripotenter als Zellen der dermalen Haarpapille sind. Damit sind die DSC-Zellen die adulten mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels. In der Fig. 4 ist die induktive Eigenschaft der DSC-Zellen verdeutlicht. Zusammenfassend konnte als Ergebnis 5 beobachtet werden, dass die DSC die mutmaßlichen Stammzellen sind, aus denen sich die dermale Papille und die follikuläre Bindegewebsscheide bilden.

Es konnte gezeigt, dass nach Implantation von DSC sich ein neues Haar bildet und dass implantierte DSC-Zellen sowohl eine neue dermale Papille als auch eine neue Bindegewebshülle 10 bilden. Im konfokalen Mikroskop war dies sichtbar durch Grünfluoreszenz sowohl in der Zone der Haarschale, als auch der dermalen Papille und der Bindegewebsscheide. Aus der Analyse, die sechs Monate nach Injektion von Zellen gemacht wurde, ging hervor, dass GFP-exprimierende Zellen in den relevanten Haarfollikelstrukturen immer noch anwesend waren. Die injizierten Zellen haben einen für Stammzellen typischen sehr langsamem Zellzyklus und weisen 15 eine regenerative Kapazität auf. Es gab keine Rekrutierung von nicht-GFP-exprimierenden dermalen Zellen von Seiten des Wirtes. Weiterhin konnten einzelne grün fluoreszierende Zellen in vorbestehenden Haare beobachten werden, als Indiz dafür, dass implantierte DSC-Zellen bestehende dermale Haarpapille besiedeln und dadurch zu einem dickeren Haar führen.

20 Literatur

Chuong CM, Hou L, Chen PJ, Wu P, Patel N, Chen Y (2001) Dinosaur's feather and chicken tooth? Tissue engineering of the integument. *Eur J Dermatol* 11:286-292.

Hutchinson PE, Thompson JR (1997) The cross-sectional size and shape of human terminal scalp hair. *Br J Dermatol* 136:159-165

25 Hutchinson PE, Thompson JR (1999) The size and form of the medulla of human scalp hair is regulated by the hair cycle and cross-sectional size of the hair shaft. *Br J Dermatol* 140:438-445

Jahoda CA, Horne KA, Oliver RF. Induction of hair growth by implantation of cultured dermal papilla cells. *Nature*. 1984 Oct 11-17;311(5986):560-2.

Kligman A (1959) The human hair cycle. *J Invest Dermatol* 31:307-316

30 Messenger AG. The culture of dermal papilla cells from human hair follicles. *Br J Dermatol*. 1984 Jun;110(6):685-9.

Oliver RF. The induction of hair follicle formation in the adult hooded rat by vibrissa dermal papillae. *J Embryol Exp Morphol*. 1970 Feb;23(1):219-36.

Paus R, Cotsarelis G (1999) The biology of hair follicles. *N Engl J Med* 341:491-497

Reynolds AJ, Lawrence C, Cserhalmi-Friedman PB, Christiano AM, Jahoda CA. Trans-gender induction of hair follicles. *Nature*. 1999 Nov 4;402(6757):33-4.

Sperling LC (1991) Hair anatomy for the clinician. *J Am Acad Dermatol* 25:1-17

Thesleff I (2000) Genetic basis of tooth development and dental defects. *Acta Odontol Scand* 58:191-194.

Patentansprüche

1. Verfahren zur Isolierung von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels, umfassend die folgenden Schritte:

5

- a) Präparation vitaler Haare,
- b) Spalten des in Schritt a) präparierten Haares,
- c) Isolieren der tassenförmig angelagerten Haarschale zusammen mit der dermalen Haarpapille,
- 10 d) Trennen der dermalen Haarpapille von der Haarschale,
- e) Kultivieren der in Schritt d) erhaltenen Haarschale,
- f) Poolen der konfluenten Zellen.

15

2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei der Haarfollikel aus einem Säugetier stand.

3. Verfahren nach Anspruch 2, wobei das Säugetier eine Maus, Ratte, Kaninchen, Meerschwein, Ziege, Schwein, Rind oder Mensch ist.

20

4. Mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels, erhältlich nach einem Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 3.

25

5. Mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels mit der Eigenschaft ein Haarfollikel komplett neu zu bilden, in eine bestehende Haarpapille einzuwandern, einen Teil der dermalen Bindegewebshülle zu bilden und einer geringer alkalischen Phosphatase-Aktivität als Zellen der dermalen Papille.

6. Mesenchymale Stammzellen des Haarfollikels nach Anspruch 4 oder 5 als Mittel für Therapie, Prophylaxe und kosmetische Behandlungen.

30

7. Verwendung der mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels nach Anspruch 4 oder 5 zur Herstellung eines Mittels zur Therapie oder Prophylaxe von Alopezien oder für die Gentherapie.

8. Verwendung nach Anspruch 7, wobei die Alopezie eine Alopecia areata, androgenetische Alopezie, Pseudopelade Brocq, Alopezie bei Lichen planopilaris, Lupus erythematodes, angeborene Hypotrichose und Atrichien, diffuser Haarverlust im Rahmen einer Stoffwechselerkrankung, Alopezie nach Verbrennung oder Traumen oder Alopezie nach einer Chemotherapie ist.
5

FIG. 1

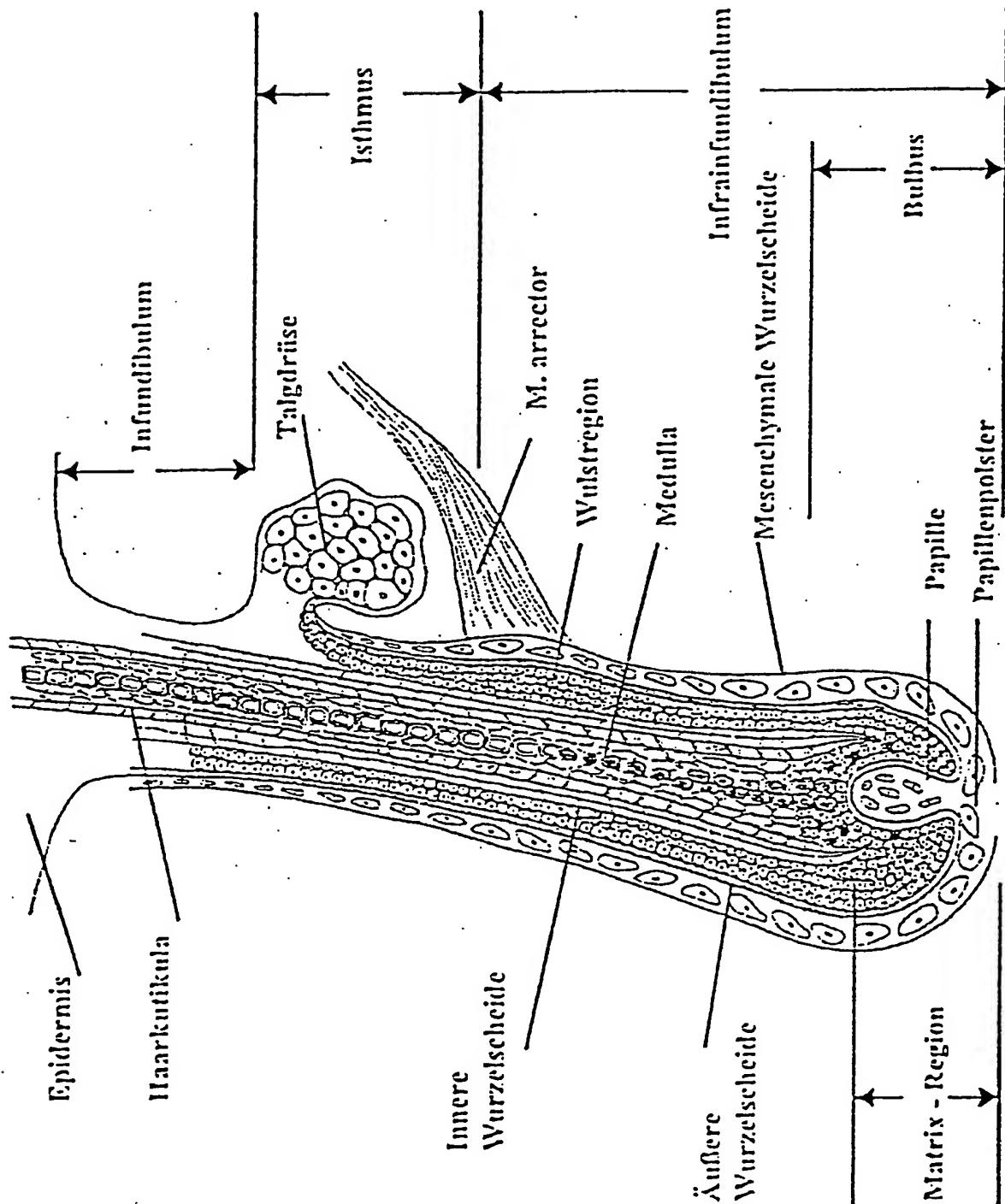


FIG. 2

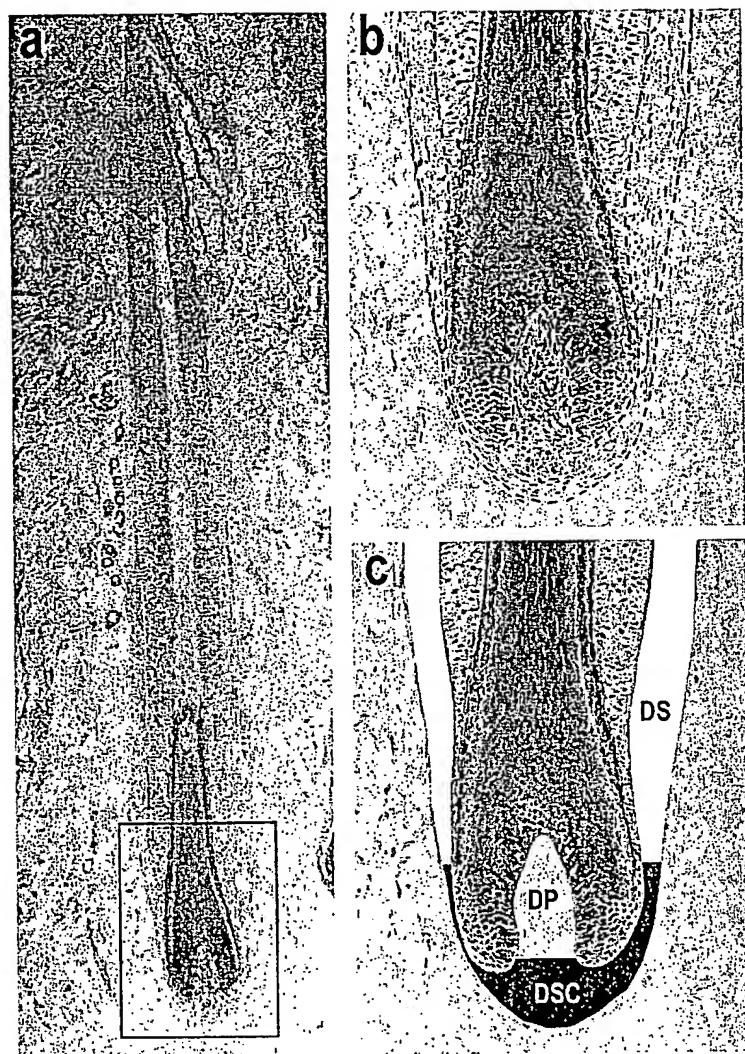


FIG. 3

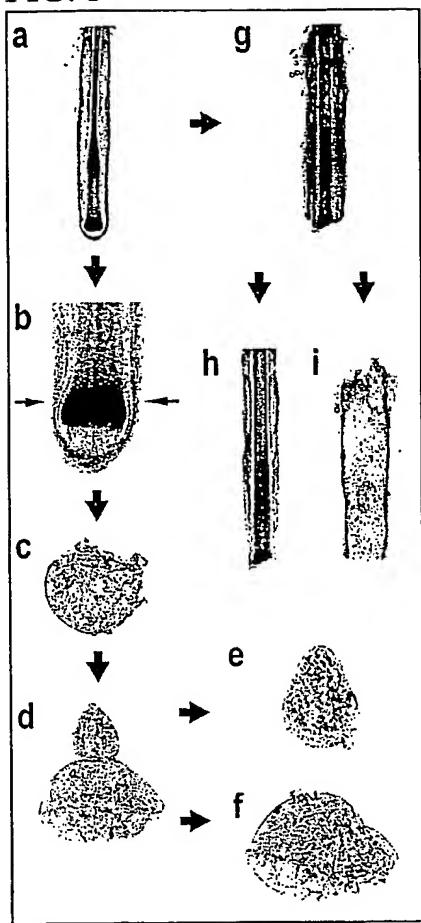


FIG. 4

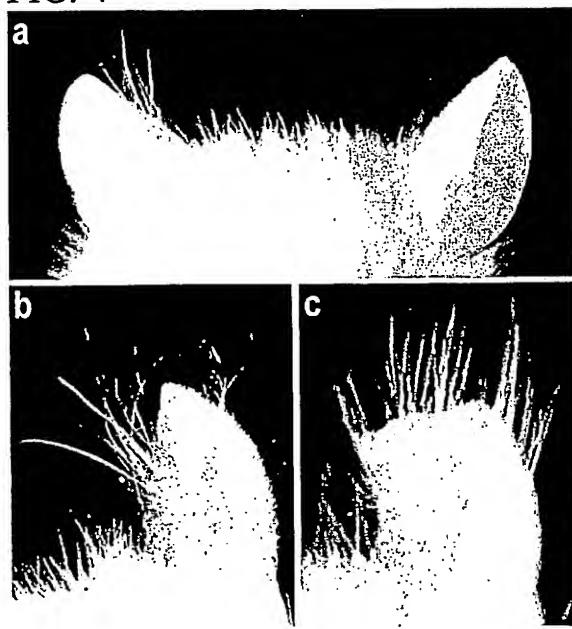


FIG. 5



FIG. 6

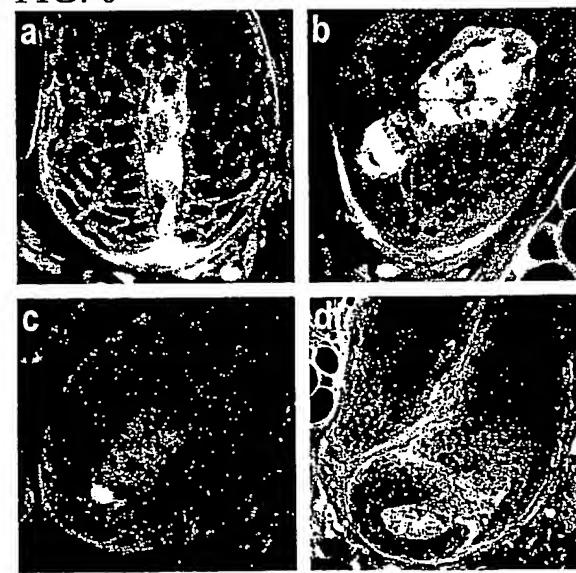
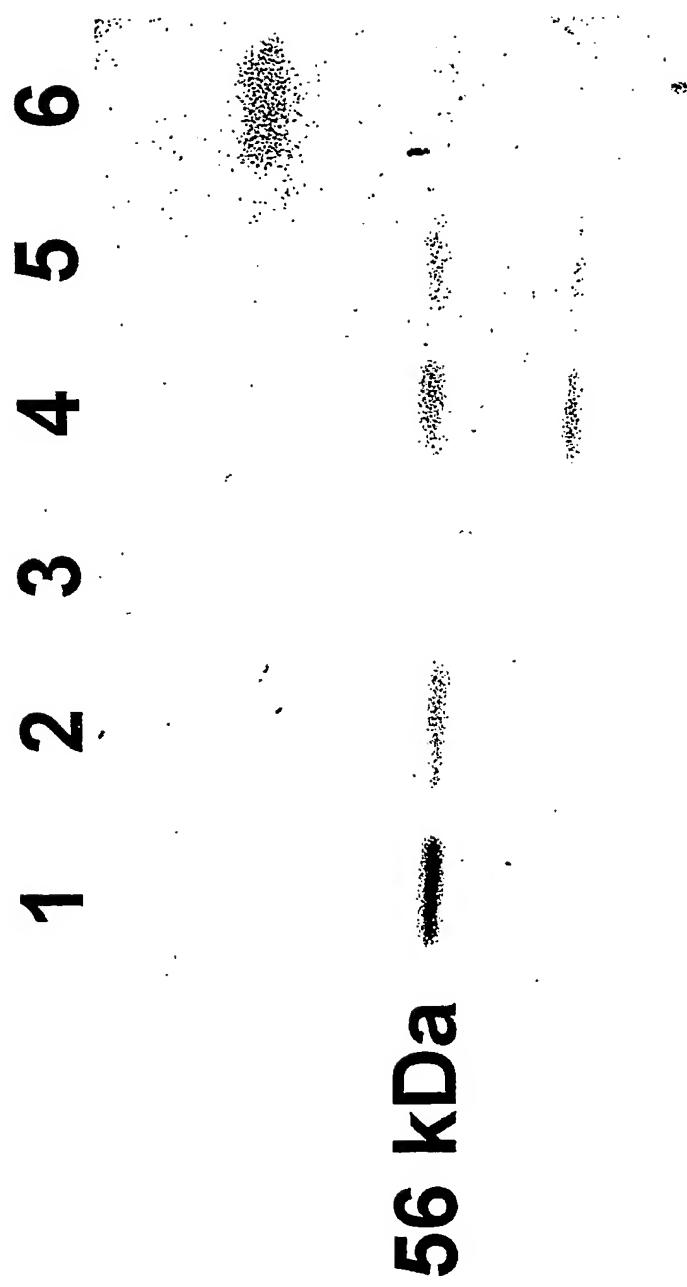


FIG. 7



(12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES
PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum
18. Dezember 2003 (18.12.2003)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer
WO 2003/104443 A3

(51) Internationale Patentklassifikation ⁷ :	C12N 5/06, A61K 35/36, A61P 17/14	CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.
(21) Internationales Aktenzeichen:	PCT/DE2003/001863	
(22) Internationales Anmeldedatum:	5. Juni 2003 (05.06.2003)	
(25) Einreichungssprache:	Deutsch	(84) Bestimmungsstaaten (<i>regional</i>): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).
(26) Veröffentlichungssprache:	Deutsch	
(30) Angaben zur Priorität:	102 24 982.2 5. Juni 2002 (05.06.2002) DE	
(71) Anmelder und		Veröffentlicht:
(72) Erfinder: HOFFMANN, Rolf [DE/DE]; Am Bettacker 32, 35043 Marburg (DE).		— mit internationalem Recherchenbericht — vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche geltenden Frist; Veröffentlichung wird wiederholt, falls Änderungen eintreffen
(72) Erfinder; und		
(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): MCELWEE, Kevin, J. [GB/DE]; Gästehaus der Universität, Hansenhäuser Weg 11, Appt. 26, 35037 Marburg (DE).		
(74) Anwälte: BETTENHAUSEN, Berthold usw.; Dehmel & Bettenhausen, Herzogspitalstr. 11, 80331 München (DE).		
(81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR,		

WO 2003/104443 A3

(54) Title: HAIR FOLLICLE MESENCHYMAL STEM CELLS AND USE THEREOF

(54) Bezeichnung: MESENCHYMALE STAMMZELLEN DES HAARFOLLIKELS UND DEREN VERWENDUNG

(57) Abstract: The invention relates to a method for isolating hair follicle mesenchymal stem cells and to the use thereof for therapy and prophylaxis as well as for cosmetic treatments.

(57) Zusammenfassung: Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Isolierung von mesenchymalen Stammzellen des Haarfollikels und deren Verwendung zur Therapie und Prophylaxe sowie zu kosmetischen Behandlungen.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PCT/DE 03/01863A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
IPC 7 C12N5/06 A61K35/36 A61P17/14

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
IPC 7 C12N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the International search (name of data base and, where practical, search terms used)

EPO-Internal, WPI Data, PAJ, BIOSIS

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 02 40645 A (DAIG ROSEMARIE) 23 May 2002 (2002-05-23) abstract page 2, line 33 -page 5, line 2; examples 1,2 --- WO 95 01423 A (UNIV PENNSYLVANIA ;UNIV NEW YORK (US)) 12 January 1995 (1995-01-12) page 4, line 10 -page 5, line 20 page 8, line 4-20 page 9, line 35 -page 10, line 12; examples 1,4,5 --- -/-	1-8
X		1-8

 Further documents are listed in the continuation of box C. Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents :

- *A* document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- *E* earlier document but published on or after the international filing date
- *L* document which may throw doubt on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- *O* document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- *P* document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- *T* later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- *X* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- *Y* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- *&* document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

18 December 2003

Date of mailing of the international search report

30/01/2004

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Mateo Rosell, A.M.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/DE 03/01863

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	DATABASE BIOSIS 'Online! BIOSCIENCES INFORMATION SERVICE, PHILADELPHIA, PA, US; December 1997 (1997-12) WU JINJIN ET AL.: "An efficient method for isolation and cultivation of human scalp dermal papilla cells" Database accession no. PREV199800181268 XP002265629 abstract -----	1

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International application No

PCT/DE 03/01863

Patent document cited in search report	Publication date		Patent family member(s)	Publication date
WO 0240645	A 23-05-2002	DE	10056465 A1	18-07-2002
		AU	2181402 A	27-05-2002
		WO	0240645 A2	23-05-2002
		EP	1337624 A2	27-08-2003
WO 9501423	A 12-01-1995	US	5556783 A	17-09-1996
		AU	7213294 A	24-01-1995
		WO	9501423 A1	12-01-1995
		US	5756094 A	26-05-1998

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationaler Aktenzeichen

PCT/DE 03/01863

A. KLASIFIZIERUNG DES ANMELDUNGSGEGENSTANDES

IPK 7 C12N5/06 A61K35/36 A61P17/14

Nach der Internationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPK

B. RECHERCHIERTE GEBIETE

Recherchierte Mindestprüfstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymbole)

IPK 7 C12N

Recherchierte aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Gebiete fallen

Während der Internationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (Name der Datenbank und evtl. verwendete Suchbegriffe)

EPO-Internal, WPI Data, PAJ, BIOSIS

C. ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN

Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Beir. Anspruch Nr.
X	WO 02 40645 A (DAIG ROSEMARIE) 23. Mai 2002 (2002-05-23) Zusammenfassung Seite 2, Zeile 33 -Seite 5, Zeile 2; Beispiele 1,2 ----	1-8
X	WO 95 01423 A (UNIV PENNSYLVANIA ;UNIV NEW YORK (US)) 12. Januar 1995 (1995-01-12) Seite 4, Zeile 10 -Seite 5, Zeile 20 Seite 8, Zeile 4-20 Seite 9, Zeile 35 -Seite 10, Zeile 12; Beispiele 1,4,5 ----	1-8 -/-



Weitere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu entnehmen



Siehe Anhang Patentfamilie

* Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen :

A Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist

E älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem Internationalen Anmeldeatum veröffentlicht worden ist

L Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)

O Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht

P Veröffentlichung, die vor dem Internationalen Anmeldeatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist

T Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldeatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist

X Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann allein aufgrund dieser Veröffentlichung nicht als neu oder auf erforderlicher Tätigkeit beruhend betrachtet werden

Y Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erforderlicher Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist

Z Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist

Datum des Abschlusses der Internationalen Recherche

18. Dezember 2003

Absendedatum des Internationalen Recherchenberichts

30/01/2004

Name und Postanschrift der Internationalen Recherchenbehörde

Europäisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax (+31-70) 340-3016

Bevollmächtigter Bediensteter

Mateo Rosell, A.M.

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen
PCT/DE 03/01863

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN

Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
X	DATABASE BIOSIS 'Online! BIOSCIENCES INFORMATION SERVICE, PHILADELPHIA, PA, US; Dezember 1997 (1997-12) WU JINJIN ET AL.,: "An efficient method for isolation and cultivation of human scalp dermal papilla cells" Database accession no. PREV199800181268 XP002265629 Zusammenfassung -----	1

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Angaben zu Veröffentlichungen, die zur selben Patentfamilie gehören

Internationale Patentzeichen

PCT/DE 03/01863

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument		Datum der Veröffentlichung		Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung
WO 0240645	A	23-05-2002	DE	10056465 A1	18-07-2002
			AU	2181402 A	27-05-2002
			WO	0240645 A2	23-05-2002
			EP	1337624 A2	27-08-2003
WO 9501423	A	12-01-1995	US	5556783 A	17-09-1996
			AU	7213294 A	24-01-1995
			WO	9501423 A1	12-01-1995
			US	5756094 A	26-05-1998

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- BLACK BORDERS**
- IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- FADED TEXT OR DRAWING**
- BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- SKEWED/SLANTED IMAGES**
- COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- GRAY SCALE DOCUMENTS**
- LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.